

⑫

DEMANDE DE BREVET EUROPEEN

⑳ Numéro de dépôt: 83401809.5

⑤① Int. Cl.³: **C 07 C 103/52**
C 08 G 69/08, C 09 K 3/34

㉔ Date de dépôt: 15.09.83

③① Priorité: 22.09.82 FR 8215976

④③ Date de publication de la demande:
18.04.84 Bulletin 84/16

⑧④ Etats contractants désignés:
BE CH DE FR GB IT LI LU NL

⑦① Demandeur: Etablissement Public dit: CENTRE
NATIONAL DE LA RECHERCHE SCIENTIFIQUE (CNRS)
15, Quai Anatole France
F-75007 Paris(FR)

⑦② Inventeur: Gallot, Bernard René Maurice
220 Rue Rodolphe Richard
F-45160 Olivet(FR)

⑦② Inventeur: Douy, André
269 Rue des Briandes
F-45160 Olivet(FR)

⑦④ Mandataire: Phélip, Bruno et al,
c/o Cabinet Harlé & Phélip 21, rue de la Rochefoucauld
F-75009 Paris(FR)

⑤④ **Lipopeptides, leur obtention et leur application comme émulsifiants.**

⑤⑦ Les lipopetides selon l'invention sont amphipatiques et sont constitués d'une chaîne hydrophobe comprenant de 8 à 24 atomes de carbone environ et d'une chaîne peptidique hydrophile ou rendue hydrophile.

Applications notamment aux émulsions de milieux non miscibles et à l'obtention de cristaux liquides liotropes.

BEST AVAILABLE COPY

EP 0 105 777 A1

"Lipopeptides, leur obtention et leur application comme émulsifiants"

La présente invention concerne la synthèse de lipopeptides, et plus particulièrement de lipopeptides amphipatiques, et l'application de ces composés
5 comme émulsifiants ou comme cristaux liquides.

L'invention a pour premier objet une nouvelle classe de lipopeptides, qui sont des lipopeptides amphipatiques composés d'une chaîne hydrophobe comprenant au moins 8 atomes de carbone environ, et de préférence de
10 8 à 24 atomes de carbone environ, et d'une chaîne peptidique hydrophile ou rendue hydrophile.

Les lipopeptides selon l'invention peuvent être définis par la formule générale:

C_nPP

15 dans laquelle C_n représente une chaîne hydrophobe ayant au moins 8 atomes de carbone environ, et de préférence 8 à 24 atomes de carbone environ, n désignant le nombre d'atomes de carbone, et PP représente un polypeptide obtenu à partir des acides aminés naturels ou de leurs
20 dérivés (de configuration l ou d ,). En pratique, le polypeptide PP est formé d'un ou plusieurs acides aminés, selon le degré de polymérisation retenu, ce dernier pouvant être de 1 ou plus. La nomenclature de certaines, parmi les plus courantes, des séquences peptidiques
25 qu'il est possible d'utiliser est regroupée plus loin dans le tableau I.

Par chaîne hydrophobe, on entend de préférence, mais non exclusivement, une chaîne hydrocarbonée aliphatique, éventuellement substituée, ayant un nombre d'atomes
30 de carbone tel qu'indiqué.

On a obtenu ces composés selon une technique elle-même nouvelle.

L'invention a donc également pour objet un procédé pour l'obtention de lipopeptides amphipatiques
35 tels que définis ci-dessus, consistant fondamentalement à:

- 1) — réaliser un couplage peptidique entre une amine grasse et un amino acide N-protégé, pour obtenir un lipopeptide dont la chaîne peptidique a un degré de polymérisation de 1, et, si l'on désire obtenir un degré de polymérisation de 2 ou 3 pour la chaîne peptidique, réaliser un autre couplage peptidique d'un amino acide N-protégé sur le produit de degré de polymérisation immédiatement inférieur, ou
- 2a) — effectuer la polymérisation du N-carboxy-anhydride de l'acide amino en l'initiant par l'amine grasse C_nNH_2 , pour obtenir des lipopeptides dont les chaînes peptidiques ont un degré de polymérisation qui dépendra des conditions opératoires choisies, et
- 2b) — si on le désire, fractionner en composition les lipopeptides de l'étape 2a), et
- 3) — excepté dans le cas où la chaîne peptidique du produit de l'étape 1) et/ou 2a) ou 2b) est directement une chaîne hydrophile, débloquent les chaînes latérales de la chaîne peptidique hydrophobe pour les rendre hydrophiles.

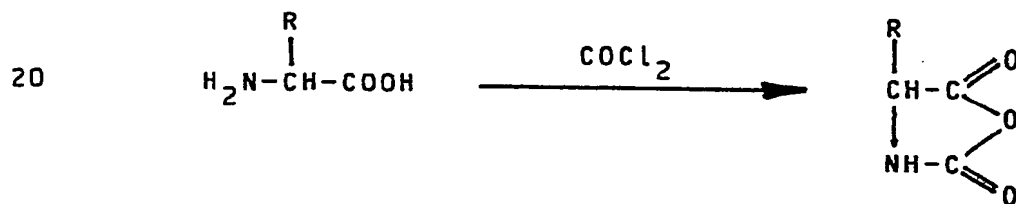
Pour obtenir des lipopeptides à degré de polymérisation 1, 2 ou 3, on procède par exemple par couplage peptidique entre l'amine grasse de formule C_nNH_2 , où C_n est tel que précédemment défini, et l'acide amino dont l'atome d'azote amino est protégé, par exemple par le groupement tert-butyl-oxycarbonyl (en abrégé Boc) et on débloquent cet atome d'azote amino pour obtenir le produit de degré de polymérisation 1, sur lequel on fera un couplage avec l'acide amino bloqué pour obtenir après déblocage de l'azote terminal le produit de degré de polymérisation 2 et ainsi de suite.

Pour obtenir les lipopeptides selon l'invention, on peut aussi polymériser le N-carboxy-anhydride

(en abrégé NCA) de l'acide aminé en initiant la polymé-
 risation par l'amine grasse C_nNH_2 . On réalise ensuite,
 si on le désire, un fractionnement en composition (la
 séquence lipidique étant monodispersée), par précipi-
 5 tation sélective des lipopeptides, et on obtient une
 série de lipopeptides qui diffèrent par leur composition
 en peptides.

Les peptides monomères mis en oeuvre sont
 des produits commerciaux ou sont préparés de manière
 10 connue.

Le monomère utilisé pour la partie pepti-
 dique des lipopeptides selon l'invention n'est donc pas
 l'acide aminé lui-même, ce sera son dérivé cyclique,
 le N-carboxy-anhydride d'acide-amino (NCA), obtenu par
 15 action du phosgène sur l'acide aminé selon la réaction:



25 ou l'acide aminé N protégé par un des groupes habituel-
 lement utilisés en synthèse peptidique.

On prépare les NCA dans le THF, en faisant
 réagir sur l'acide aminé une solution de phosgène dans
 le tétrahydrofuranne (THF). Cette méthode est une va-
 30 riante de la méthode de Fuller, Verlander et Goodman
 (Biopolymers, 15 (1969/1976), dans laquelle le solvant
 du phosgène est le benzène.

L'amine grasse C_nNH_2 est soit une amine
 commercialement disponible, soit obtenue à partir de
 35 l'acide gras ayant un atome de carbone de plus par

La réaction de dégradation de Schmidt utilisant l'azide de sodium en milieu acide fort [Indian J. Technol., 5, 262 (1967)], soit obtenue par couplage entre le chlorure d'acide acrylique ou méthacrylique et une diamine primaire, ou un amino alcool N protégé. Le choix d'une chaîne Cn ayant de 8 à 24 atomes de carbone environ n'est pas critique, mais tient uniquement à la plus grande disponibilité des produits correspondants. Cette chaîne hydrophobe Cn peut être une chaîne hydrocarbure quelconque, mais elle peut aussi comporter des substituants et/ou des hétéro-atomes, pour autant qu'ils n'influent pas défavorablement sur le processus de synthèse.

On décrit ci-après, en référence à la nomenclature exposée au tableau I, successivement la préparation de lipopeptides hydrophobes et leur transformation en lipopeptides amphipatiques, et la préparation directe de lipopeptides amphipatiques.

A-1 Synthèse de lipopeptides hydrophobes (CnEb_p, CnDb_p et CnKt_p)

On dissout l'amine grasse (CnNH₂) dans le chloroforme, puis on ajoute le NCA d'acide aminé approprié et on laisse polymériser à la température ambiante, sous agitation, pendant deux jours. On obtient ainsi les lipopeptides CnEb_p possédant une séquence peptidique de poly(glutamate de benzyle), CnDb_p possédant une séquence peptidique de poly(aspartate de benzyle) et CnKt_p possédant une séquence peptidique de polytrifluoroacétyllysine.

A titre d'exemple, pour la synthèse de lipopeptides C17Kt_p, on utilise de l'heptadécylamine C₁₇H₃₅NH₂ obtenue à partir de l'acide stéarique (voir Indian J. Technol. 5, 262 (1967)). Pour obtenir plus précisément du C17 Kt₁₀ de degré de polymérisation 10 (DP = 10), on ajoute à 2,55g (0,01 mole) d'amine en C17 en solution dans 150 ml de chloroforme, 27g (0,1 mole) de NCA de trifluoroacétyllysine et on laisse polymériser à température ambiante sous agitation pendant plusieurs heures. Le

chloroforme est ensuite évaporé, le résidu est repris dans le méthanol et le polymère est précipité dans l'eau, puis est filtré, lavé et séché.

5 A-2 Transformation de lipopeptides hydrophobes en lipopeptides amphipatiques

1. Lipopeptides CnK_p

On a préparé les lipopeptides CnK_p possédant une séquence hydrophile de polylysine (K) à partir des lipopeptides CnKt_p par la méthode de Sela et al. [Biopolymers, 1, 517 (1963)]. On traite les lipopeptides CnKt_p en solution dans le THF, d'abord par une solution de pipéridine dans le méthanol, puis par une solution de pipéridine dans l'eau.

15 A titre d'exemple illustrant une transformation de C17 Kt_p en C17K_p, 5g de C17Kt_p sont dissous dans 150 ml d'une solution molaire de pipéridine dans le méthanol à température ambiante. Après 2 heures, on ajoute 100 ml d'une solution molaire de pipéridine dans l'eau et on laisse 48 heures à température ambiante.

20 On élimine le méthanol à l'évaporateur et on passe la solution aqueuse sur une colonne de résine échangeuse d'anions (Duolite A 102 D, forme OH⁻) pour en éliminer les anions trifluoroacétate et on lyophilise l'éluat pour récupérer le C17K_p.

25 2. Lipopeptides CnE_p et CnD_p

On obtient les lipopeptides CnE_p possédant une séquence hydrophile d'acide poly-glutamique (E) et CnD_p possédant une séquence hydrophile d'acide poly-aspartique (D) à partir des lipopeptides CnEb_p et CnDb_p en traitant ces lipopeptides par HCl et HBr à température ambiante [J. Am. Chem. Soc., 80; 4631 (1958)].

30

3. Lipopeptides CnEp_p

On prépare les lipopeptides CnEp_p possédant une séquence hydrophile de poly-hydroxypropylglutamine (Ep) en traitant les lipopeptides CnEb_p par l'aminopropanol à 60°C en solution dans le dioxane [Biopolymers, 3, 625 (1965)].

4. Lipopeptides CnEe_p

On prépare les lipopeptides CnEe_p possédant une séquence hydrophile de poly-hydroxyéthylglutamine (Ee) en traitant les lipopeptides CnEb_p par l'éthanolamine à 60°C en solution dans le dioxane [Biopolymers, 9, 717 (1970)].

B — Synthèse directe de lipopeptides amphipatiques

On dissout l'amine grasse CnNH₂ dans le chloroforme, puis on ajoute le NCA d'acide aminé et on laisse polymériser, à température ambiante, sous agitation, pendant deux jours. On obtient ainsi les lipopeptides CnSar_p possédant une séquence peptidique de polysarcosine.

Pour illustrer plus concrètement le procédé de synthèse de lipopeptides selon l'invention, on décrit ci-après la synthèse des lipopeptides amphipatiques C17Sar_p formés d'une chaîne aliphatique contenant 17 atomes de carbone (C17) et d'une chaîne de polysarcosine (Sar)_p et celle de C12 Sar₂₀ et de C18 Sar₁₁.

1. Synthèse de lipopeptides de degré de polymérisation supérieur à 3

a) Synthèse de C17 Sar₂₀

L'heptadécylamine (C17 NH₂) obtenue à partir de l'acide stéarique [voir Indian J. Technol., 5, 262 (1967)] est d'abord dissoute dans le chloroforme, puis

on y ajoute la quantité de NCA de sarcosine calculée pour obtenir le degré de polymérisation choisi. Par exemple, si on veut obtenir du C17Sar₁₀ de degré de polymérisation 10 (DP:10), à 2,55g (0,01 mole) d'amine C₁₇H₃₅NH₂ en solution dans 100 ml de chloroforme, on ajoute 11,5g de NCA de sarcosine (0,1 mole) et on laisse polymériser à température ambiante, sous agitation pendant 48 heures.

On fractionne les lipopeptides C17 Sar_p par précipitation fractionnée en utilisant le diméthylformamide comme solvant et l'acétone comme précipitant.

b) Synthèse de C12 Sar₂₀

On ajoute 23g (0,2 mole) de NCA de sarcosine à 1,85g (0,01 mole) de dodécylamine en solution dans 100 ml de chloroforme et on laisse polymériser à température ambiante, sous agitation, pendant 48 heures. On peut fractionner les lipopeptides C12 Sar_p par précipitation fractionnée en utilisant les solvants précipitants diméthylformamide/acétone.

On obtient xg du produit cherché solide blanc dont on a déterminé le degré de polymérisation par dosage de la fonction amine terminale après avoir vérifié le degré de pureté par chromatographie.

c) Synthèse de C18 Sar₁₁

préparé en appliquant les mêmes conditions opératoires que selon b) avec 0,11 mole de NCA de sarcosine (12,65g) et 0,01 mole de C18 NH₂ (2,69g), dans 100 ml de chloroforme on obtient le C18 Sar₁₁ avec un rendement supérieur à 80%, dont le spectre infrarouge dans le KBr est l'objet de la figure 1.

2. Synthèse de lipopeptides de degrés de polymérisation 1, 2 et 3

Pour obtenir des lipopeptides de degrés de polymérisation 1, 2 et 3, on peut procéder par couplage peptidique entre l'amine grasse et l'acide aminé N-protégé par le groupement tert-butyl-oxycarbonyl (Boc).

Les Boc-acides aminés sont préparés à partir de l'acide aminé et du di-tert-butyl-dicarbonate par la méthode de Morsder et al [Hoppe-Seyler's Z. Physiol. Chem., 357, 1651 (1976)].

10 a) Synthèse de C17 Sar₁

α) C17BocSar₁ : on obtient le produit C17BocSar₁ en couplant l'heptadécylamine au BocSar₁ en présence de dicyclohexylcarbodiimide (DCCI). On mélange à froid (à 0°C), dans 100 ml de chloroforme, 3,78g (0,02 mole) de BocSar et 2,06g (0,01 mole) de DCCI. Il se forme un précipité abondant de dicyclohexylurée (DCU). On laisse 15 30 minutes à 0°C sous agitation et on ajoute 2,55g (0,01 mole) d'heptadécylamine. On laisse la réaction se poursuivre pendant 20 heures. On filtre, on lave le 20 précipité, on récupère le filtrat, on évapore le chloroforme, on reprend le résidu dans 50 ml de THF, on refroidit à 0°C, on filtre pour éliminer le maximum de dicyclohexylurée, et on lave le précipité avec un minimum de THF froid.

β) C17Sar₁, HCl : au filtrat, on ajoute 20 ml d'HCl 25 en solution 5N dans du THF et on laisse sous agitation pendant 24 heures à température ambiante. Il se forme un précipité abondant de C17Sar₁, HCl, qu'on filtre et lave au THF.

γ) C17Sar₁ : on reprend le précipité dans 100 ml 30 de THF et on chauffe à 50°C, puis on ajoute 2 ml de triéthylamine et on laisse reposer pendant 2 heures. On refroidit à 0°C, on filtre le précipité de chlorhydrate de triéthylamine, on évapore le THF et on recristallise le C17 Sar₁ dans l'acétone.

On obtient 2,1g de C17Sar₁ (rendement 65%).

F = 58° C

b) Synthèse de C17Sar₂

Pour obtenir du C17Sar₂, on opère de la même manière, mais on part de C17Sar₁ et de BocSar.

F = 74° C

c) Synthèse de C17Sar₃

Pour obtenir du C17Sar₃, on opère de la même manière, mais on part de C17Sar₂ et de BocSar.

F = 83° C

d) Synthèse de C12Sar₁

— préparation de C12 Sar Boc

On dissout dans 100 ml de chloroforme, 1,85g (0,01 mole) de dodécylamine, 1,89g (0,01 mole) de Sar Boc et 1,15g (0,01 mole) de N-hydroxysuccinimide puis on ajoute, sous agitation, 2,06g de dicyclohexylcarbodiimide et maintient l'agitation pendant 24 heures. On élimine alors le précipité de dicyclohexylurée, évapore le solvant du filtrat et reprend le résidu dans 100 ml d'acétone pour éliminer le reste de dicyclohexylurée solide. Le produit recherché précipite lorsqu'on ajoute au filtrat un volume d'eau. Après lavage du précipité par un mélange acétone/eau, on obtient Xg de C12 Sar Boc.

— préparation du chlorhydrate de C12 Sar

Le produit précédemment obtenu est dissous dans 80 ml de THF; on ajoute 20 ml d'acide chlorhydrique 5N en solution dans l'éther diéthylique et abandonne 24 heures à température ambiante pendant lesquelles le chlorhydrate final précipite. On l'isole par filtration à 0°C, le lave au THF glacé et le sèche sous vide. On obtient ainsi le C12 Sar, HCl.

— isolement de C12 Sar₁

Le sel précédemment obtenu est dissous dans 50 ml de méthanol; on ajoute 100 ml de solution aqueuse 0,1N de soude et on évapore les solvants sous vide à température ambiante jusqu'à 25 ml environ. On verse cette solution dans 100 ml d'eau et extrait la phase aqueuse par 100 ml d'acétate d'éthyle puis par 50 ml du même solvant. Les phases organiques sont réunies et séchées sur sulfate de sodium. Le solvant est alors éliminé sous vide à 0°C.

Le résidu est purifié par chromatographie sur une colonne de gel de silice, avec comme éluant une solution de méthanol contenant 1% en volume de solution aqueuse d'ammoniaque (à 30% environ).

On obtient ainsi 2,05g de C12 Sar₁ de point de fusion 39°C.

e) Synthèse de C12 Sar₂ et C12 Sar₃

On applique le même procédé que celui décrit pour la synthèse de C12 Sar₁ mais en utilisant comme matière première respectivement le C12 Sar₁ et le C12 Sar₂.

Les rendements sont comparables.

C12 Sar₂ : point de fusion 58°C.

C12 Sar₃ : point de fusion 66-67°C.

f) Synthèse des C16 Sar_{1,2,3}

On applique les modes opératoires décrits selon d) et e) pour préparer ces dérivés dont les spectres infra-rouges (en KBr) sont représentés respectivement aux figures 2, 3 et 4.

g) Synthèse de C18 Sar₂

On ajoute par petites portions à une solution de 2,69g (0,01 mole) d'octadécylamine dans 150 ml de chloroforme, 2,3g (0,02 mole) de NCA de sarcosine,

sous bonne agitation. On élimine alors le solvant, on dissous le résidu dans l'éther diéthylique puis l'élimine sous vide à température voisine de 0°C.

On obtient 4g de produit dont le degré de polymé-
5 risation moyen, déterminé par dosage de la fonction amine terminale par l'acide perchlorique dans l'acide acétique est très voisin de 2.

Par chromatographie sur colonne de gel de
silice en éluant avec du méthanol contenant 1% de so-
10 lution aqueuse concentrée d'ammoniaque, on sépare du C18 Sar₁, C18 Sar₂, C18 Sar₃, C18 Sar₄ pour obtenir plus de 60% de C18 Sar₂. Il y a aussi un peu de C18 Sar₅ et une trace de C18 Sar₆ avec un reste d'amine de départ.

15 Le C18 Sar₂ ainsi obtenu, même non séparé de ses homologues, a des propriétés émulsifiantes comparables à celles du C18 Sar₂ obtenu par la méthode au Sar Boc.

20 La structure des lipopeptides selon l'invention a été étudiée par la technique de diffraction aux rayons X.

On a ainsi pu établir que les lipopeptides amphipatiques présentent des mésophases à structure
périodique en solution aqueuse pour des concentrations
25 en eau inférieures à 60% environ et que la structure périodique peut être conservée à l'état sec par évaporation lente de l'eau de la mésophase. Les lipopeptides amphipatiques selon l'invention constituent ainsi une nouvelle classe de cristaux liquides liotropes et ils
30 peuvent avoir les mêmes applications que ces cristaux liquides.

La structure des lipopeptides amphipatiques est maintenant décrite plus en détails en référence à l'exemple des lipopeptides C17 Sar_p constitués d'une
35 chaîne aliphatique possédant 17 atomes de carbone et d'une chaîne de polysarcosine, dont on a fait varier le degré

de polymérisation de 1 à 60.

Les lipopeptides C17 Sar_p présentent un double polymorphisme: en fonction de la longueur de la chaîne polypeptidique d'une part et en fonction de la teneur en eau d'autre part. Les lipopeptides adoptent, suivant leur composition, trois types de structures : lamellaires pour les degrés de polymérisation (DP) inférieurs à 9, hexagonale pour les DP compris entre 10 et 35 environ et cubique centrée pour les DP supérieurs à environ 35. De plus, les lipopeptides peuvent présenter un polymorphisme en fonction de la teneur en eau de leurs mésophases. L'addition d'eau modifie le rapport entre les volumes des phases hydrophile et hydrophobe et peut faire passer la structure de lamellaire à hexagonale (pour les DP compris entre 5 et 9 environ) ou d'hexagonale à cubique (pour les DP compris entre 17 et 35 environ).

L'invention a donc également pour objet l'application des lipopeptides amphipatiques à la constitution de cristaux liquides liotropes.

Les mésophases de lipopeptides amphipatiques peuvent en outre incorporer de nombreux composants, tant hydrophiles qu'hydrophobes, tels que : alcools, acides, paraffines, huile de carnation, stéarate d'éthyle, palmitate d'isopropyle, etc., et donner ainsi par exemple des laits ou des crèmes, dont on peut faire varier facilement la viscosité en jouant sur la structure des mésophases, elle-même déterminée par la longueur respective des séquences hydrophobes et peptidiques des lipopeptides.

On a également testé les propriétés émulsifiantes des lipopeptides amphipatiques vis-à-vis de nombreux couples de liquides non miscibles tels que eau/hydrocarbures et eau/produits de base de l'industrie des cosmétiques. On a étudié le type et la stabilité des

émulsions obtenues par la méthode des colorants sélectifs, la méthode des dilutions, la conductivité électrique, la cryofracture et la microscopie électronique.

Pour obtenir des émulsions, on ajoute aux deux liquides non miscibles environ 1% en poids de lipopeptide amphipatique (C_nSar_p avec $n = 16, 17$ ou 18 et $p = 1, 2$ ou 3 par exemple), on agite 10 à 15 minutes et l'émulsion se forme facilement. On a ainsi préparé des émulsions de différentes compositions, de 30 à 70% de chaque composant, avec les systèmes eau/octane, eau/myristate d'isopropyle, eau/palmitate d'isopropyle, eau/stéarate de butyle ou d'éthyle, eau/huile de carnation, eau/huile de vaseline, eau/cosbiol, eau/mygliol). Les émulsions obtenues sont très stables (plusieurs mois) et résistent à des élévations de température jusqu'à 60°C environ. On modifie la viscosité, la compacité et l'onctuosité des émulsions en faisant varier la teneur en lipopeptides entre 1 et 2%.

L'invention a donc en outre pour objet l'application des lipopeptides amphipatiques comme émulsifiants et les émulsions comprenant des lipopeptides amphipatiques à titre d'agent émulsifiant, présent en une quantité de l'ordre de 1% en poids ou plus.

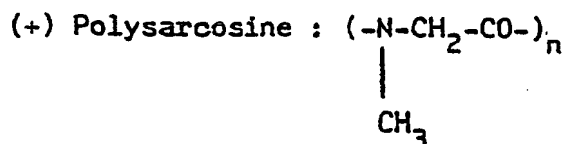
On peut faire varier à volonté la solubilité et l'affinité pour différents solvants des lipopeptides en modifiant le nombre d'atomes de carbone de la chaîne hydrophobe et sur la nature de la chaîne peptidique. On peut aussi modifier facilement la balance hydrophile-hydrophobe de tels lipopeptides en modifiant le nombre d'atomes de carbone de la chaîne hydrophobe et le degré de polymérisation de la chaîne peptidique.

Les lipopeptides amphipatiques selon l'invention donnent facilement des émulsions très stables pour des teneurs en lipopeptides très faibles (environ 1% en poids) alors qu'il est nécessaire d'avoir 15-16% des agents de surface classiques. De plus, ils ont

l'avantage d'être réalisés avec des composants naturels (lipides et peptides). Ces lipopeptides amphipatiques peuvent trouver une application comme agents émulsifiants de milieux non miscibles dans des domaines très divers, 5 par exemple dans l'industrie cosmétique (crèmes hydratantes, crèmes antirides, vernis, dissolvants de vernis, etc.), dans l'industrie alimentaire (moutardes, mayonnaises, etc.) et dans l'industrie pétrolière (additifs pour huiles, récupération assistée de pétrole), entre 10 autres.

TABLEAU I
Nomenclature des séquences peptidiques

Désignation	Nom du polypeptide	Formule de la chaîne latérale
Eb	Poly(glutamate de benzyle)	$-(CH_2)_2-COO-CH_2-C_6H_5$
Ep	Poly(hydroxypropylglutamine)	$-(CH_2)_2-CO-NH-(CH_2)_3OH$
Ee	Poly(hydroxyéthylglutamine)	$-(CH_2)_2-CO-NH-(CH_2)_2OH$
E	Poly(acide glutamique)	$-(CH_2)_2-COOH$
Db	Poly(aspartate de benzyle)	$-CH_2-COO-CH_2-C_6H_5$
D	Poly(acide aspartique)	$-CH_2-COOH$
Kt	Poly(trifluoroacétyllysine)	$-(CH_2)_4-NH-CO-CF_3$
K	Polylysine	$-(CH_2)_4-NH_2$
S	Polysérine	$-CH_2-OH$
T	Polythréonine	$-CH-OH$ CH_3
Sar	Polysarcosine (+)	



REVENDEICATIONS

1. Lipopeptides, caractérisés en ce qu'ils sont amphipatiques et sont constitués d'une chaîne hydrophobe comprenant de 8 à 24 atomes de carbone environ terminée par un groupement amino engagé dans une liaison amide avec le groupe carboxyle terminal d'une chaîne polypeptidique hydrophile ou rendue hydrophile.

2. Lipopeptides selon la revendication 1, caractérisés en ce qu'ils répondent à la formule générale:

10

 C_nPP

dans laquelle C_n représente une chaîne hydrophobe ayant de 8 à 24 atomes de carbone environ, et PP représente un polypeptide obtenu à partir des acides aminés naturels ou de leurs dérivés.

15

3. Procédé pour l'obtention de lipopeptides selon la revendication 1 ou 2, caractérisé en ce qu'il consiste fondamentalement à:

20

1) réaliser un couplage peptidique entre une amine grasse et un amino acide N-protégé, pour obtenir un lipopeptide dont la chaîne peptidique a un degré de polymérisation de 1 et, si l'on désire obtenir un degré de polymérisation de 2 ou 3 pour la chaîne peptidique, réaliser un autre couplage peptidique d'un amino acide N-protégé sur le produit de degré de polymérisation immédiatement inférieur, ou

25

2a) effectuer la polymérisation du N-carboxy-anhydride de l'acide amino en l'initiant par l'amine grasse C_nNH_2 , et

30

2b) si on le désire, fractionner en composition les lipopeptides de l'étape 2a), et

35

3) excepté dans le cas où la chaîne peptidique du produit de l'étape 1) et/ou 2a) ou 2b) est directement une chaîne hydrophile, débloquer les chaînes latérales de la chaîne peptidique hydrophobe pour les rendre hydrophiles.

4. Procédé selon la revendication 3 pour l'obtention de lipopeptides ayant un degré de polymérisation de 1, 2 ou 3, caractérisé en ce qu'on effectue un couplage peptidique entre une amine grasse de formule C_nNH_2 ou C_n est tel que précédemment défini, et l'acide dont l'atome d'azote amino est protégé, par exemple par le groupement tert-butyl-oxycarbonyl, obtenant ainsi un lipopeptide ayant un degré de polymérisation de 1, et pour obtenir des lipopeptides ayant un degré de polymérisation de 2 ou 3 pour la chaîne peptidique, on réalise un autre couplage peptidique d'un amino acide N-protégé sur le produit de degré de polymérisation immédiatement inférieur.
5. Procédé selon la revendication 3 pour l'obtention de lipopeptides, caractérisé en ce qu'on polymérise le N-carboxy-anhydride de l'acide amino en initiant la polymérisation par une amine grasse C_nNH_2 où C_n est tel que précédemment défini, et on réalise ensuite, si on le désire, un fractionnement en composition par précipitation sélective des lipopeptides, obtenant ainsi une série de lipopeptides qui diffèrent par leur composition en peptides.
6. Application des lipopeptides selon la revendication 1 ou 2 à l'obtention de cristaux liquides liotropes.
7. Cristaux liquides, caractérisés en ce qu'ils comprennent au moins un lipopeptide selon la revendication 1 ou 2.
8. Application des lipopeptides selon la revendication 1 ou 2 comme émulsifiants.
9. Emulsions de milieux non miscibles, caractérisées en ce qu'elles comprennent, au moins 0,8% environ d'un lipopeptide selon la revendication 1 ou 2.

1/4

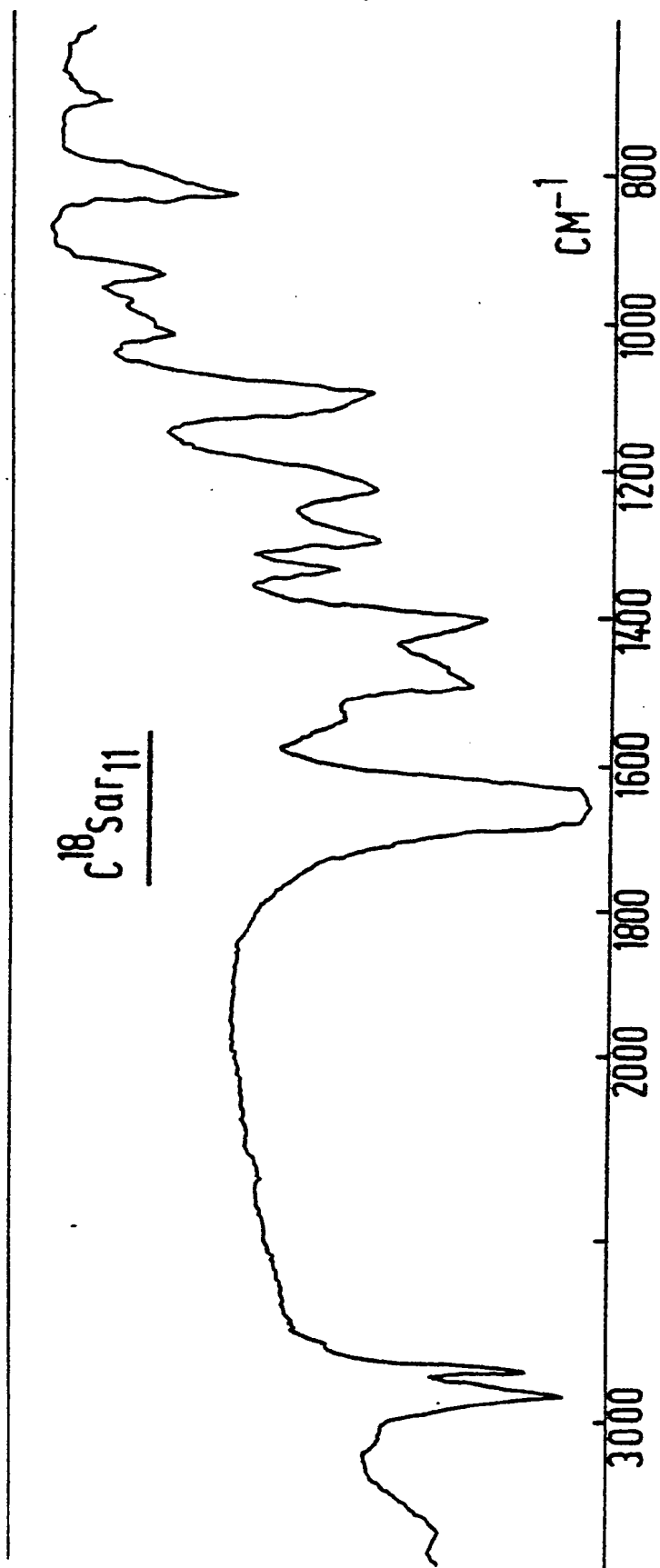
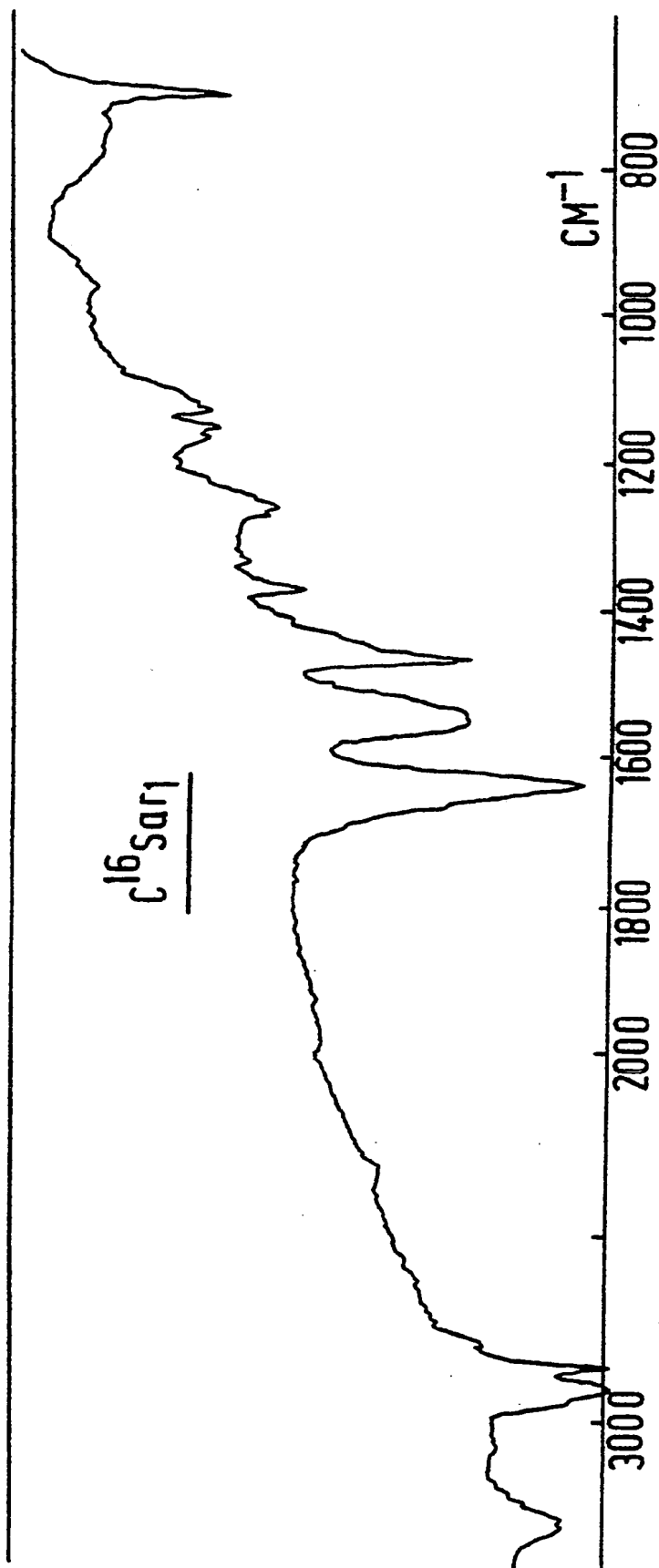


FIG.1

0105777

2/4



c16Sar1

FIG.2

3/4

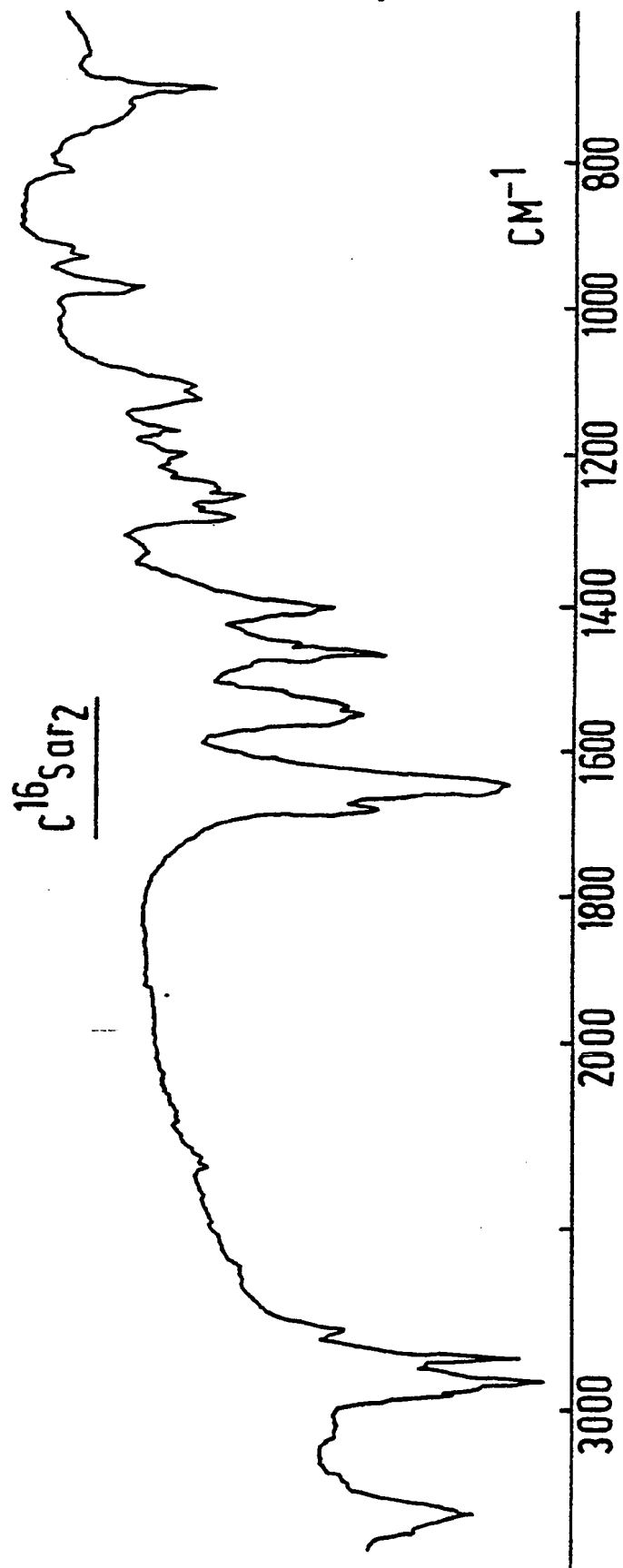


FIG. 3

4/4

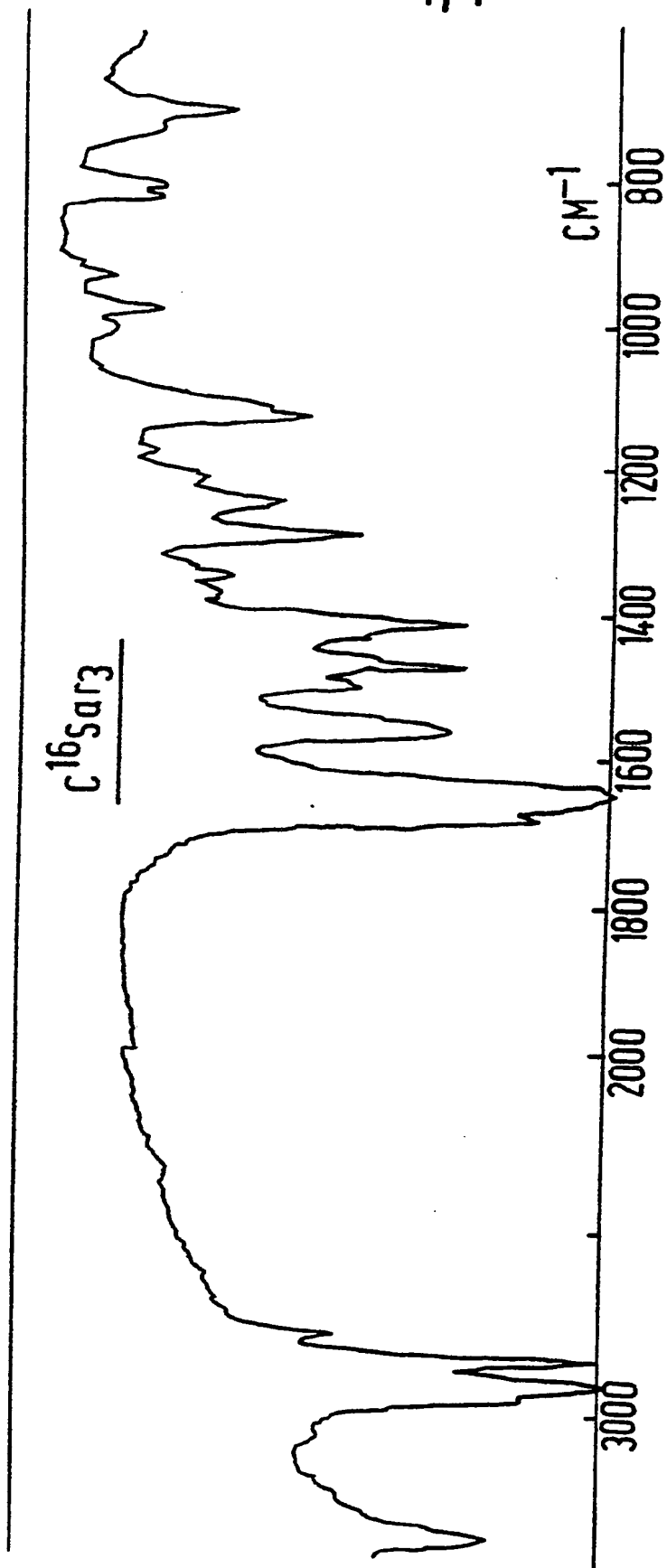


FIG.4



Office européen
des brevets

RAPPORT DE RECHERCHE EUROPEENNE

0105777

Numéro de la demande

EP 83 40 1809

DOCUMENTS CONSIDERES COMME PERTINENTS			
Catégorie	Citation du document avec indication, en cas de besoin, des parties pertinentes	Revendication concernée	CLASSEMENT DE LA DEMANDE (Int. Cl. 3)
X	CHEMICAL ABSTRACTS, vol. 97, no. 23, 1982, page 2, no. 192611x, Columbus, Ohio, USA G.H. WERNER et al.: "Low molecular weight synthetic lipopeptides: a new class of immunopotentiating substances" & DEV. IMMUNOL. 1982, 17(Curr. Concepts Hum. Immunol. Cancer Immunomodulation), 645-652 * Abrégé *	1-3	C 07 C 103/52 C 08 G 69/08 C 09 K 3/34
X	--- CHEMICAL ABSTRACTS, vol. 73, 1970, page 4, no. 116276f, Columbus, Ohio, USA N.K. GARG et al.: "Amino acid containing lipids: lipoamine acids, peptidolipids, and proteolipids" & J. SCI. IND. RES. 1970, 29(4), 197-202 * Abrégé *	1-3	
A	--- MOL. CRYST. LIQ. CRYST., vol. 63, 1981, pages 205-214, Gordon and Breach Science Publishers, Inc., USA K. CZARNIECKA et al.: "Polypeptide liquid crystals: A deuterium NMR study" -----	1,6	
Le présent rapport de recherche a été établi pour toutes les revendications			
Lieu de la recherche LA HAYE		Date d'achèvement de la recherche 02-01-1984	Examineur RAJIC M.
CATEGORIE DES DOCUMENTS CITES			
X : particulièrement pertinent à lui seul Y : particulièrement pertinent en combinaison avec un autre document de la même catégorie A : arrière-plan technologique O : divulgation non-écrite P : document intercalaire		T : théorie ou principe à la base de l'invention E : document de brevet antérieur, mais publié à la date de dépôt ou après cette date D : cité dans la demande L : cité pour d'autres raisons & : membre de la même famille, document correspondant	

OE Form 1503 (03.82)

**This Page is Inserted by IFW Indexing and Scanning
Operations and is not part of the Official Record**

BEST AVAILABLE IMAGES

Defective images within this document are accurate representations of the original documents submitted by the applicant.

Defects in the images include but are not limited to the items checked:

- ☐ BLACK BORDERS
- ☐ IMAGE CUT OFF AT TOP, BOTTOM OR SIDES
- ☐ FADED TEXT OR DRAWING
- ☐ BLURRED OR ILLEGIBLE TEXT OR DRAWING
- ☐ SKEWED/SLANTED IMAGES
- ☐ COLOR OR BLACK AND WHITE PHOTOGRAPHS
- ☐ GRAY SCALE DOCUMENTS
- ☒ LINES OR MARKS ON ORIGINAL DOCUMENT
- ☐ REFERENCE(S) OR EXHIBIT(S) SUBMITTED ARE POOR QUALITY
- ☐ OTHER: _____

IMAGES ARE BEST AVAILABLE COPY.

As rescanning these documents will not correct the image problems checked, please do not report these problems to the IFW Image Problem Mailbox.